

人參多糖對冬毛期雄性水貂生產性能、血清生化指標和腸道形態結構的影響

孫偉麗¹ 張 婷¹ 楊雅涵¹ 王 卓¹ 樊燕燕¹ 李 斌² 杜東升² 谷海軍³ 李光玉^{1*}

(1.中國農業科學院特產研究所, 吉林省特種經濟動物分子生物學國家重點實驗室, 長春 130112; 2.博陽雙良飼料有限責任公司, 遼中 110201; 3.吉林特研生物技術有限公司, 長春 130112)

摘 要: 本試驗旨在研究飼糧中添加人參多糖對冬毛期雄性水貂生產性能、血清生化指標和腸道形態結構的影響。選擇120日齡、健康的當年生短毛黑水貂(雄性)40只, 隨機分成4組, 每組10個重複, 每個重複1只。I組(對照組)飼喂基礎飼糧, II、III、IV組分別飼喂在基礎飼糧中添加10、50和100 mg/kg(干物質基礎)人參多糖的試驗飼糧。試驗期77 d, 其中預試期7 d, 正試期70 d。結果表明: 飼糧中添加不同水平人參多糖對冬毛期雄性水貂平均日增重、平均日采食量和料重比無顯著影響($P>0.05$)。皮長隨着人參多糖添加水平的提高而增大, IV組顯著高於I組($P<0.05$); 針毛長度在IV組達到最大值, 顯著高於I組($P<0.05$); 絨毛高度表現為III和IV組差異不顯著($P>0.05$), 但二者均顯著高於I和II組($P<0.05$)。飼糧中添加不同水平的人參多糖對冬毛期雄性水貂血清中蛋白質(如總蛋白、白蛋白、球蛋白和尿素含量)和脂肪代謝相關指標(如總膽固醇和甘油三酯含量)的影響不顯著($P>0.05$), 但總蛋白含量隨着人參多糖添加水平的提高有升高的趨勢。III組血清中丙氨酸氨基轉氨酶活性顯著高於I和II組($P<0.05$), 與IV組差異不顯著($P>0.05$); IV組血清中天門冬氨酸氨基轉移酶活性顯著高於I和II組($P<0.05$), 與III組差異不顯著($P>0.05$); 血清中鹼性磷酸酶活性在各組間均差異不顯著($P>0.05$)。II、III、IV組血清白細胞介素-6和腫瘤壞死因子- α 含量均顯著高於I組($P<0.05$), II、III、IV組間差異不顯著($P>0.05$)。飼糧中添加人參多糖極顯著增加了冬毛期雄性水貂空腸的絨毛高度以及絨毛高度/隱窩深度($P<0.01$)。綜上所述, 飼糧中添加50~100 mg/kg人參多糖可改善冬毛期雄性水貂的腸道形態結構, 有利於提高營養物質的消化吸收, 同時可提高血清中白細胞介素-6和腫瘤壞死因子- α 含量, 有利於增強機體免疫能力。

關鍵詞: 水貂; 人參多糖; 冬毛期; 血清生化指標; 腸道形態結構

中圖分類號: S816 **文獻標志碼:** A **文章編號:**

收稿日期: 2017-02-27

基金項目: 吉林省科技發展計劃項目(20150101112JC); 中國農業科學院科技創新工程(CAAS-ASTIP-2017-ISAPS)

作者簡介: 孫偉麗(1982—), 女, 黑龍江牡丹江人, 研究方向為特種經濟動物營養與飼養。E-mail: tcswl@163.com.

*通信作者: 李光玉, 研究員, 博導, E-mail: tcsly@126.com

27 人参多糖（ginseng polysaccharide, GPS）是人参中的重要成分，有研究证明其具有增
28 强免疫力等作用^[1]。相比于灵芝多糖、黄芪多糖、香菇多糖等，人参多糖提高免疫力效果
29 更为显著^[2]。在南美白对虾^[3]及异育银鲫^[4]等水产动物的研究中发现人参多糖能通过提高消
30 化酶活性而提高消化功能，能通过调节肝脏中超氧化物歧化酶（SOD）的活力而增强机体
31 免疫力^[3-4]。在毛皮动物生产领域，王卓等^[5]报道了在育成期水貂饲料中添加 0.9%的果寡糖
32 （FOS）具有替代 150 mg/kg 土霉素的效果。水貂属于珍贵毛皮动物，其肠道较短，食物
33 消化周期短，肠道排空时间短^[6]，小肠绒毛结构的改变有利于营养物质的消化吸收。目前
34 还没有人参多糖应用于毛皮动物饲料的研究，鉴于人参多糖在其他动物生产中的效果，为
35 探索人参多糖对水貂的作用效果及其机制，本试验设置了 3 个人参多糖梯度，通过对比冬
36 毛期雄性水貂生产性能、血清生化指标以及肠道形态结构的变化，为人参多糖在水貂生产
37 中的应用提供理论支持，为毛皮动物功能性饲料添加剂研发开拓新的思路。

38 1 材料与方法

39 1.1 试验设计

40 选择当年出生的 120 日龄、健康的短毛黑水貂（雄性）40 只，随机分成 4 组，每组 10
41 个重复，每个重复 1 只。I 组（对照组）饲喂基础饲料，II、III、IV组分别饲喂在基础饲料
42 中添加 10、50 和 100 mg/kg（干物质基础）人参多糖的试验饲料。试验期 77 d，预试期 7
43 d，正试期 70 d。试验期间每天 07:00 和 14:00 各饲喂 1 次，自由饮水，试验期从 2015 年 9
44 月 23 日至 2015 年 12 月 8 日。

45 1.2 基础饲料配制及饲养管理

46 根据 NRC（1982）中水貂饲养标准结合课题组多年来取得的水貂冬毛期营养需求量设
47 计基础饲料。基础饲料由鸡骨架、鱼等鲜饲料原料组成，其组成及营养成分见表 1。人参
48 多糖由中国农业科学院特产研究所药用植物资源创新团队提供，制作方法为：将干燥人参
49 根浸泡、热水煮提、2 次乙醇沉淀后得到人参多糖，产率为 10%；以葡萄糖为标准品，采
50 用苯酚硫酸法^[7]测得总糖含量为 90%。

51 表 1 基础饲料组成及营养水平

52 Table 1 Composition and nutrient levels of the basal diet %

项目 Items	含量 Content
原料（干物质基础）Ingredients（DM basis）	
海鲢鱼 Catfish	8.91
安康鱼 Anglerfish	9.90
鸡肝 Chicken liver	11.88
鸡骨架 Chicken skeleton	27.72
鸡腺胃 Glandular stomach	20.79

膨化玉米 Extruded corn	19.80
预混料 Premix ¹⁾	1.00
合计 Total	100.00

营养水平（鲜物质基础） Nutrient levels （fresh matter basis） ²⁾	
干物质 DM	28.09
粗蛋白质 CP	11.01
粗脂肪 EE	5.74
碳水化合物 CHO	9.27
粗灰分 Ash	2.07
钙 Ca	0.56
磷 P	0.28
代谢能 ME/(MJ/kg)	4.79
蛋白质提供代谢能的百分比 ME percent from protein)	36.77
脂肪提供代谢能的百分比 ME percent from fat)	42.84
碳水化合物提供能量的百分比 ME percent from CHO	20.39

¹⁾ 预混料为每千克饲料提供 The premix provided the following per kg of the diet: VA 10 000 IU, VD₃ 2 000 IU, VE 100 IU, VB₁ 6 mg, VB₂ 10 mg, VB₆ 6 mg, VB₁₂ 0.1 mg, VK₃ 1 mg, VC 400 mg, 烟酸 nicotinic acid 30 mg, D-泛酸 D-pantothenic acid 40 mg, 生物素 biotin 0.2 mg, 叶酸 folic acid 1 mg, 胆碱 choline 400 mg, Fe 82 mg, Cu 20 mg, Mn 120 mg, Zn 50 mg, I 0.5 mg, Se 0.2 mg, Co 0.3 mg。

²⁾ 代谢能和碳水化合物为计算值，其余为实测值。ME and CHO were calculated values, while and others were measured values.

1.3 测定指标与方法

1.3.1 饲料常规养分含量

饲料中水分、粗蛋白质、粗脂肪、粗灰分、钙、磷含量测定参考文献[8]的方法。
代谢能(设定蛋白质消化率为 85%，粗脂肪消化率为 90%，碳水化合物消化率为 60%)
和碳水化合物含量通过计算得出，计算公式如下：

$$\begin{aligned} \text{代谢能 (MJ/kg)} &= [\text{粗蛋白质含量 (\%)} \times 0.85 \times 18.82 \text{ (MJ/kg)} + \text{粗脂肪含量 (\%)} \\ &\times 0.90 \times 39.73 \text{ (MJ/kg)} + \text{碳水化合物含量 (\%)} \times 0.60 \times 17.56 \text{ (MJ/kg)}] / 100; \\ \text{碳水化合物含量} &= \text{干物质含量 (\%)} - \text{粗蛋白质含量 (\%)} - \text{粗脂肪含量 (\%)} - \text{粗灰分含} \\ &\text{量 (\%)}. \end{aligned}$$

1.3.2 生长性能

正式试验开始后，每隔 2 周早上空腹称量体重，计算平均日增重；每天记录采食量，
计算平均日采食量；根据平均日增重和平均日采食量计算料重比。

1.3.3 血清生化指标

饲养试验结束后，每组分别选取8只水貂，每只心脏采血10 mL，置于促凝固管中，静
置待血清析出后3 500 r/min 4 ℃离心10 min，将分离出的血清分装在1.5 mL的Eppendorf管

74 中，置于-80℃中保存，备用。血清生化指标中，天门冬氨酸氨基转移酶（AST）、丙氨酸氨
75 基转移酶（ALT）、碱性磷酸酶（ALP）活性及白蛋白（ALB）、总蛋白（TP）、球蛋白
76 （GLO）、尿素（UREA）、总胆固醇（TC）、甘油三酯（TG）含量采用全自动生化分析仪
77 （Selectra E，荷兰）测定，试剂盒购自中生北控生物科技有限公司，严格按照说明书操
78 作；白细胞介素-2（IL-2）、白细胞介素-6（IL-6）、肿瘤坏死因子- α （TNF- α ）采用酶联
79 免疫吸附试验（ELISA）试剂盒测定，试剂盒购自南京建成生物工程研究所。

80 1.3.4 毛皮品质

81 饲养试验结束后，每组10只水貂全部屠宰，获取皮张，皮张烘干后测定皮长及针毛和
82 绒毛高度。

83 1.3.5 肠道形态结构

84 饲养试验结束后，每组10只水貂全部屠宰，将每只水貂的空肠肠管纵向剖开，取上表
85 面为1 cm×1 cm的空肠组织1块，生理盐水冲洗后，放入10%甲醛溶液中固定，接着将固定
86 的标本经脱水→透明→浸蜡→包埋→修块→切片→展片→常规苏木精-伊红（HE）染色等
87 处理后，制成4~6 μ m厚的石蜡切片^[9]。挑选制作合格的切片，用显微镜（Leica DM1000，
88 德国）在100倍下随机选择多个非连续性视野观察切片，并挑选典型视野拍摄成图片，使用
89 软件Toupview测定肠绒毛长度、隐窝深度，并计算绒毛高度/隐窝深度（V/C）。每只动物取
90 不相邻的6张切片，每个切片读取5个数据。

91 1.4 数据处理与统计分析

92 试验结果以“平均值±标准差”表示，数据采用Excel 2007整理后，用SAS V8软件的单因
93 素方差分析（one-way ANOVA）程序进行方差分析，并采用Duncan氏法进行组间差异显著
94 性的多重比较， $P<0.01$ 为差异极显著， $P<0.05$ 为差异显著。

95 2 结 果

96 2.1 人参多糖对冬毛期雄性水貂生产性能的影响

97 2.1.1 生长性能

98 由表2可知，饲料中添加不同水平的人参多糖对冬毛期雄性水貂平均日增重、平均日采
99 食量和料重比均无显著影响（ $P>0.05$ ）。

100 表 2 人参多糖对冬毛期雄性水貂生长性能的影响

101 Table 2 Effects of GPS on growth performance of male minks during winter hair period

项目 Items	组别 Groups				P值
	I	II	III	IV	P-value
始重 IBW/g	2 165.50±76.73	2 125.20±53.45	2 143.00±55.81	2 095.14±77.55	0.724 9
末重 FBW/g	2410.83±105.76	2 439.17±139.81	2 548.50±112.61	2 489.86±79.10	0.650 0
平均日增重 ADG/(g/d)	6.81±1.29	6.59±1.37	7.84±1.07	7.99±1.96	0.586 4

平均日采食量	105.36±4.03	107.33±5.46	104.99±7.29	107.29±4.72	0.102 0
ADFI/(g/d)					
料重比 F/G	15.27±2.25	15.90±2.47	13.73±2.97	14.01±3.88	0.589 6

同行数据肩标无字母或相同字母表示差异不显著($P>0.05$), 不同小写字母表示差异显著($P<0.05$), 不同大写字母表示差异显著($P<0.05$)。下表同。

In the same row, values with the same or no letter superscripts mean no significant different ($P>0.05$) , while with different small letter superscripts mean significant different ($P<0.05$) , and with different capital letter superscripts mean significant different ($P<0.05$) . The same as below.

2.1.2 毛皮品质

由表3可知, 饲料中添加不同水平的人参多糖对冬毛期雄性水貂皮长和针毛、绒毛高度均有显著影响 ($P<0.05$)。其中, 皮长随着人参多糖添加水平的提高而增大, IV组达到最大值 (60.21 cm), 显著高于 I组 ($P<0.05$); 针毛长度也在IV组达到最大值 (23.08 cm), 显著高于 I组 ($P<0.05$); 绒毛高度表现为III和IV组差异不显著($P>0.05$), 但二者均显著高于 I和II组 ($P<0.05$)。

表 3 人参多糖对冬毛期雄性水貂毛皮品质的影响
Table 3 Effects of GPS on fur quality of male minks during winter hair period cm

项目 Items	组别 Groups				P值 P-value
	I	II	III	IV	
皮长 Skin length	56.30±1.77 ^b	58.00±1.13 ^{ab}	58.92±1.34 ^{ab}	60.21±2.58 ^a	0.028 4
针毛长度 Aciculum length	21.29±0.98 ^b	21.01±0.84 ^{ab}	22.91±1.11 ^{ab}	23.08±0.91 ^a	0.033 6
绒毛高度 Villus height	15.09±0.65 ^b	15.14±0.23 ^b	15.89±0.68 ^a	15.79±0.69 ^a	0.045 3

2.2 人参多糖对冬毛期雄性水貂血清中蛋白质、脂肪代谢相关指标和部分酶活性的影响

由表 4 可知, 饲料中添加不同水平的人参多糖对冬毛期雄性水貂血清中蛋白质代谢相关指标如总蛋白、白蛋白、球蛋白和尿素含量的影响不显著 ($P>0.05$), 但总蛋白含量随着人参多糖添加水平的提高有升高的趋势。血清中脂肪代谢相关指标如总胆固醇和甘油三酯含量不受饲料中人参多糖添加水平的显著影响 ($P>0.05$)。对于血清中部分酶活性, III组的丙氨酸氨基转移酶活性显著高于 I和II组 ($P<0.05$), 与IV组差异不显著 ($P>0.05$); IV组天门冬氨酸氨基转移酶活性显著高于 I和II组 ($P<0.05$), 与III组差异不显著 ($P>0.05$); 碱性磷酸酶活性在各组间均差异不显著 ($P>0.05$)。

表 4 人参多糖对冬毛期雄性水貂血清蛋白质、脂肪代谢相关指标和部分酶活性的影响
Table 4 Effects of GPS on serum protein and fat metabolism related indices and part enzyme activities of male minks during winter hair period

项目 Items	组别 Groups				P值 P-value
	I	II	III	IV	
总蛋白 TP/(g/L)	66.23±3.03	71.18±8.00	73.26±7.99	77.04±11.41	0.094 8
白蛋白 ALB/(g/L)	39.36±1.41	45.99±7.85	43.75±9.93	43.12±9.11	0.419 4

球蛋白 GLOB/(g/L)	31.10±7.90	33.21±5.34	36.09±2.78	33.00±5.55	0.853 8
尿素 UREA/（mmol/L）	17.31±1.95	13.98±3.12	15.20±2.98	14.45±3.96	0.177 4
总胆固醇 CHO/(mmol/L)	5.27±0.66	5.48±1.16	5.10±0.66	4.77±0.71	0.440 8
甘油三酯 TG/(mmol/L)	3.50±0.75	3.24±2.19	2.29±1.10	2.55±1.30	0.334 5
碱性磷酸酶 ALP/（U/L）	86.83±9.87	90.09±13.75	90.94±18.81	93.99±15.36	0.886 4
丙氨酸氨基转移酶 ALT/ （U/L）	102.23±17.91 ^b	102.42±24.85 ^b	150.54±21.96 ^a	129.92±30.88 ^{ab}	0.047 2
天门冬氨酸氨基转移酶 AST/（U/L）	99.56±14.12 ^b	99.95±8.99 ^b	128.33±14.58 ^{ab}	139.30±12.39 ^a	0.049 6

2.3 人参多糖对冬毛期雄性水貂血清部分免疫指标的影响

由表 5 可知，饲料中添加不同水平的人参多糖对冬毛期雄性水貂血清白细胞介素-6 和肿瘤坏死因子- α 含量有显著影响（ $P<0.05$ ）。其中，II、III、IV组血清白细胞介素-6 和肿瘤坏死因子- α 含量均显著高于 I 组（ $P<0.05$ ），II、III、IV组间差异不显著（ $P>0.05$ ）。血清白细胞介素-2 含量各组间差异不显著（ $P>0.05$ ）。

表 5 人参多糖对冬毛期雄性水貂血清部分免疫指标的影响

Table 5 Effects of GPS on serum part immune indices and part enzyme activities of male minks during winter hair period

项目 Items	组别 Groups				P值
	I	II	III	IV	P-value
白细胞介素-2 IL-2/ (ng/mL)	5.41±1.07	5.04±1.47	5.43±1.27	4.59±0.94	0.654 8
白细胞介素-6 IL-6/ (pg/mL)	40.66±3.77 ^b	54.13±6.34 ^a	49.10±6.17 ^a	54.27±8.73 ^a	0.042 6
肿瘤坏死因子- α TNF- α /（mol/L）	16.85±2.74 ^b	19.06±1.50 ^a	19.18±1.20 ^a	20.09±1.28 ^a	0.043 8

2.4 人参多糖对冬毛期雄性水貂肠道形态结构的影响

由表 6 可知，饲料中添加不同水平的人参多糖对冬毛期雄性水貂空肠绒毛高度、隐窝深度以及绒毛高度/隐窝深度均有极显著影响（ $P<0.01$ ）。其中，I组绒毛长度及绒毛高度/隐窝深度均极显著低于 II、III、IV组（ $P<0.01$ ），II、III、IV组之间差异不显著（ $P>0.05$ ）；I组隐窝深度极显著高于 II、III、IV组（ $P<0.01$ ），II、III、IV组之间差异不显著（ $P>0.05$ ）。

表 6 人参多糖对冬毛期雄性水貂肠道形态结构的影响

Table 6 Effects of GPS on intestinal morphology of male minks during winter hair period

项目 Items	组别 Groups				P值
	I	II	III	IV	P-value
绒毛高度	1624.38±113.54 ^{Bb}	1966.79±203.01 ^{Aa}	1899.8±175.02 ^{Aa}	1905.12±193.79 ^{Aa}	0.000 1

Villous height/ μm					
隐窝深度	971.33 \pm 69.40 ^{Aa}	718.4 \pm 53.13 ^{Bb}	684.49 \pm 57.72 ^{Bb}	692.57 \pm 60.32 ^{Bb}	0.000 1
Crypt depth/ μm					
绒毛高度/隐窝深度	1.68 \pm 0.13 ^{Bb}	2.68 \pm 0.43 ^{Aa}	2.91 \pm 0.68 ^{Aa}	2.73 \pm 0.39 ^{Aa}	0.000 2
V/C					

3 讨 论

3.1 人参多糖对冬毛期雄性水貂生产性能的影响

冬毛期水貂以毛皮生长发育为主，因骨骼生长期已过，主要是肌肉的生长和脂肪的沉积，体增重缓慢，尤其是在 11 月中旬接近取皮期的 10 天左右，体重呈现不增加趋势，甚至个别水貂体重略有下降。本研究中，水貂平均日增重各组间差异不显著，平均日采食量和料重比各组间也无显著变化，说明人参多糖对于冬毛期雄性水貂体重增长未见明显调节作用。毛皮品质是评价冬毛期水貂生产性能的直接指标。本试验对冬毛期末雄性水貂的皮长、针毛与绒毛高度做了检测，结果发现，随着人参多糖添加水平的提高，雄性水貂皮长以及针毛与绒毛高度均有所增加，且人参多糖添加水平为 100 mg/kg 时与对照组相比上述指标均达到显著水平。

3.2 人参多糖对冬毛期雄性水貂血清生化指标的影响

研究表明，动物的饲料营养水平、饲料中功能性添加剂以及内分泌情况等因素会影响到血液中的许多生化指标，血清生化指标是反映动物体某些组织器官机能变化和物质代谢的重要特征，也可反映动物体内营养物质的沉积状况^[9]。血清中白蛋白和球蛋白组成了总蛋白，研究表明，血清白蛋白含量反映了机体蛋白质合成代谢的情况，血清总蛋白的含量高有利于促进动物生长并且提高饲料转化率^[10]。尿素是哺乳动物蛋白质分解代谢的终产物，在肝脏内通过鸟氨酸循环合成，主要由肾脏排泄。血清尿素含量主要受肾功能以及蛋白质摄入量和分解代谢情况的影响。在水产养殖中，陈勇等^[4]报道人参多糖能促进消化酶的分泌、消化肠道内有益菌的繁殖，从而增强异育银鲫的消化功能。习欠云等^[3]研究发现人参多糖复合物对南美白对虾的相对增重率无显著影响。本试验中，随着饲料中人参多糖添加水平的提高，血清总蛋白含量逐渐升高，但饲料中添加不同水平人参多糖对冬毛期雄性水貂血清白蛋白、球蛋白、总蛋白以及尿素含量均没有产生显著影响，说明人参多糖对水貂蛋白质代谢有促进作用但并没有达到显著效果。血清甘油三酯和总胆固醇含量是反映机体脂肪代谢的指标。本试验中未观察到在饲料中添加人参多糖有改善水貂脂肪代谢的功能。

血清酶活性高低与相应组织器官的代谢水平和功能状态密切相关，因为绝大部分血清酶来自于动物的各种组织器官，各器官的机能反映了整个动物机体的调节适应以及应激能力^[11]。血清酶中的碱性磷酸酶、丙氨酸氨基转移酶和天门冬氨酸氨基转移酶活性主要反映了肝功能状态^[12]。机体处于正常生理状态时，这些酶分布在组织中，在血清中活性较低，一旦某些组织细胞受损时，细胞膜通透性增加，细胞液中的这些酶释放进入血液，使得血

174 清中酶的活性升高^[13]。本试验中, III组血清丙氨酸氨基转氨酶活性显著高于 I和 II组, 与IV
175 组差异不显著, IV组血清天门冬氨酸氨基转移酶活性显著高于 I和 II组, 与III组差异不显
176 著, 同时屠宰试验中并未发现肝脏受损的现象。

177 已有研究表明, 人参多糖和猪苓多糖对大鼠肠道黏膜淋巴细胞功能有显著影响, 可以使
178 大鼠外周血单个核细胞(PBMC)和旁血小板溶蛋白(PPL)培养上清液中肿瘤坏死因子- α 和
179 干扰素- γ (IFN- γ)含量升高, 对大鼠肠道黏膜淋巴细胞功能具有调节作用^[14]。另有研究表
180 明, 人参多糖能促进黑鲷生长并影响黑鲷的非特异性免疫功能^[15]。总结已有研究结果, 人
181 参多糖提高机体免疫力的途径主要是调节与免疫相关的基因表达, 刺激免疫因子分泌或提
182 高机体抗菌酶活性等。本试验中, 在冬毛期雄性水貂饲料中添加人参多糖显著提高了血清
183 中白细胞介素-6和肿瘤坏死因子- α 含量, 表明人参多糖通过改变血清免疫因子的含量来增
184 强机体的免疫能力, 进而提高抵抗疾病的能力。

185 3.3 人参多糖对冬毛期雄性水貂肠道形态结构的影响

186 小肠是营养物质消化吸收的主要场所, 肠道形态结构与其消化吸收功能密切相关。水
187 貂属于珍贵毛皮动物, 其肠道较短, 食物消化周期短, 肠道排空时间短^[6], 小肠绒毛结构
188 的改变有利于营养物质的消化吸收。绒毛高度增加后会使小肠接触营养物质的面积增大,
189 从而增强小肠对营养物质的吸收, 所以小肠绒毛的形态直接和机体的生长发育有关^[16]。小
190 肠绒毛高度、隐窝深度、绒毛高度/隐窝深度都能够反映肠道的功能状态^[17], 一般认为, 绒
191 毛高度/隐窝深度能综合反映小肠的功能状态, 较高的绒毛高度/隐窝深度反映了较高的养
192 分吸收能力和较快的生长速度^[18]。本试验所使用的人参多糖是从人参中提取的具有特殊生
193 物活性的多糖混合物^[8-9]。在水产养殖中, 陈勇等^[4]报道人参多糖能增进消化酶的分泌、肠
194 道内有益菌的繁殖, 从而促进异育银鲫消化功能。本试验中, 在冬毛期雄性水貂饲料中添
195 加人参多糖极显著地增加了绒毛高度和绒毛高度/隐窝深度, 表现为 II、III、IV组极显著高
196 于 I组, II、III、IV组间差异不显著, 说明人参多糖通过增加绒毛高度/隐窝深度调节肠道形
197 态结构, 增加营养物质的吸收面积, 进而促进营养物质的吸收和利用。

198 4 结 论

199 综上所述, 饲料中添加 50~100 mg/kg 人参多糖可改善冬毛期雄性水貂的肠道形态结
200 构, 有利于提高营养物质的消化吸收, 同时可提高血清中白细胞介素-6和肿瘤坏死因子- α
201 含量, 有利于增强机体免疫能力。

202 参考文献:

203 [1] 张彬,林瑞超,冯芳.人参多糖的研究概况[J].中国药事,2004,18(9):566-569.

- 204 [2] 李珊珊,金银萍,姚春林,等.人参多糖的结构与活性研究进展[J].中国中药杂
205 志,2014,39(24):4709–4715.
- 206 [3] 习欠云,刘小龙,方淑娴,等.人参多糖复合物对南美白对虾免疫增强效果的研究[J].饲料工
207 业,2009,30(6):15–17.
- 208 [4] 陈勇,周洪琪.三种多糖对异育银鲫肠道、肝胰脏蛋白酶和淀粉酶活性的影响[J].上海水产
209 大学学报,2005,14(4):4468–4471.
- 210 [5] 王卓,孙伟丽,樊燕燕,等.果寡糖对育成期水貂生长性能、营养物质消化率、氮代谢和血
211 清生化指标的影响[J].动物营养学报,2015,27(11):3613–3619.
- 212 [6] 李光玉、杨福合.狐貉貂养殖新技术[M]北京:中国农业科学技术出版社,2006.
- 213 [7] 宋利华,王红梅,萧伟.人参多糖的分级及其免疫活性初探[J].中国实验方剂学杂
214 志,2012,18(14):162–166.
- 215 [8] 张丽英.饲料分析及饲料质量检测技术[M].2版.北京:中国农业大学出版社,2003.
- 216 [9] WANG J P,YOO J S,KIM H J,et al.Nutrient digestibility, blood profiles and fecal microbiota
217 are influenced by chitooligosaccharide supplementation of growing pigs[J].Livestock
218 Science,2009,125(2/3):298–303.
- 219 [10] SAGER S M,LANDRY D,MILLAR W J,et al.Depletion of somatostatin-like
220 immunoreactivity in the rat central nervous system by cysteamine dministraion[J].Journal of
221 Neuroscience,1982,2(2):225–231.
- 222 [11] GAUGHAN J B,MADER T L.Effects of sodium chloride and fat supplementation on
223 finishing steers exposed to hot and cold conditions[J].Journal of Animal Science,2009,87(2):612–
224 621.
- 225 [12] STRANGE R J,SCHRECK C B,GOLDEN J T.Corticoid stress responses to handling and
226 temperature in salmonids[J].Transactions of the American Fisheries Society,1977,106(3):213–218.
- 227 [13] RADOSTITS O M,GAY C C,BLOOD D C,et al.Veterinary medicine:a textbook of the
228 diseases of cattle,sheep,pigs,goats and horses[M].9th ed.London:Saunders Ltd.,2000:1819–1822.
- 229 [14] 张皖东,吕诚,刘振丽,等.人参多糖和猪苓多糖对大鼠肠道黏膜淋巴细胞功能的影响中草
230 药[J].中草药,2007,38(2):221–224.
- 231 [15] 李春震,胡鲲,唐雪莲,等.人参多糖对黑鲷生长性能及抗氧化酶mRNA表达的影响[J].华中
232 农业大学学报,2015,34(6):94–100.
- 233 [16] CASPARY W F.Physiology and pathophysiology of intestinal absorption[J].American
234 Journal of Clinical Nrtrition,1992,55(1):2995–3085.
- 235 [17] WINZELL M S,SVENSSON H,ARNER P,et al.The expression of hormone-sensitive lipase
236 in clonal β -cells and rat islets is induced by long-term exposure to high
237 glucose[J].Diabetes,2001,50(10):2225–2230.
- 238 [18] WU Y B,RAVINDRAN V,THOMAS D G,et al.Influence of method of whole wheat
239 inclusion and xylanase supplementation on the performance,apparent metabolisable

energy,digestive tract measurements and gut morphology of broilers[J].British Poultry Science,2004,45(3):385–394.

Effects of Ginseng polysaccharide on Performance, Serum Biochemical Indexes and Intestinal Morphology of Male Minks during Winter Hair Period

SUN Weili¹ ZHANG Ting¹ YANG Yahan¹ WANG Zhuo¹ FAN Yanyan¹ LI Bin² DU

Dongsheng² GU Haijun³ LI Guangyu^{1*}

(1. Jilin Provincial Key Laboratory for Molecular Biology of Special Economic Animals, Institute of Special Animal and Plant Sciences, Chinese Academy of Agriculture Sciences, Changchun 130112, China; 2. Shenyang Boyang Feed Co., Ltd., Liaozhong 110201, China; 3. Jilin Teyan Biotechnology Co., Ltd., Changchun 130112, China)

Abstract: This experiment was conducted to study the effects of diets with ginseng polysaccharide on performance, serum biochemical indexes and intestinal morphology of male minks during winter hair period. Forty healthy underyearling short hair black male minks at the age of 120 days were randomly divided into 4 groups with 10 replicates per group and 1 mink per replicate. Minks in group I (control group) were fed a basal diet, and those in groups II, III and IV were fed the basal diet supplemented with 10, 50 and 100 mg/kg ginseng polysaccharide, respectively. The trial lasted for 77 d with 7 d of pretrial period and 70 d of test period. The results showed as follows: diets with different levels of ginseng polysaccharide had no significant effects on average daily gain, average daily feed intake and feed/gain ($P>0.05$). Skin length was increased with the ginseng polysaccharide supplemental level increasing, and it in group IV was significantly higher than that in group I ($P<0.05$); aciculum length in group IV was the highest and was significantly higher than that in group I ($P<0.05$); villus height in groups III and IV was not significant different, and it in groups III and IV was significantly higher than that in groups I and II ($P<0.05$). Diets with different levels of ginseng polysaccharide had no significant effects on serum protein (total protein, globulin and urea contents) and fat metabolism related indices (total cholesterol and triglyceride contents), but the total protein had an increase trend with the ginseng polysaccharide supplemental level increasing. Serum alanine aminotransferase (ALT) activity in group III was significantly higher than that in groups I and II ($P<0.05$), but had no significant difference compared with group IV ($P>0.05$); aspartate aminotransferase (AST) activity in group IV was significantly higher than that in groups I and II ($P<0.05$), but had no significant difference compared with group III ($P>0.05$); no significant difference was found in serum alkaline phosphatase (ALP) activity among all groups ($P>0.05$). Serum interleukin-6 (IL-6) and tumor necrosis factor- α (TNF- α) contents in groups II, III and IV were significantly higher than those in group I ($P<0.05$), but no significant differences were found among groups II, III and IV ($P>0.05$); jejunum villous height and villous height/crypt depth were significantly increased by adding ginseng polysaccharide ($P<0.01$). In conclusion, diet supplemented with 50 to 100 mg/kg ginseng polysaccharide

276 could improve the intestinal morphology of male minks during winter hair period which
277 benefiting for enhancing the digestion and absorption of nutrients, and enhance the IL-6 and TNF-
278 α contents in serum which benefiting for enhancing the body immunity

279 Key words: minks; ginseng polysaccharide; winter hair period; serum biochemical indexes;
280 intestinal morphology

281

282